

مطالعه الگوی بیان برخی عوامل رونویسی در گندم تحت تنش خشکی و تأثیر نانوذره روی

سیده یلدا رئیسی ساداتی^۱، سدابه جهانبخش گده‌کهریز^{۲*}، علی عبادی^۳، محمد صدقی^۳

۱- دانشجوی دکتری، گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل

۲- دانشیار، گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل

۳- استاد، گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۹/۰۴/۰۴ - تاریخ پذیرش: ۱۳۹۹/۱۰/۲۹)

چکیده

در شرایط تنش خشکی، سیستم علامت‌دهنده موجب القای بیان ژن‌های مشخصی در مقابل اثرات زیان‌آور تنش‌های محیطی می‌شود. در میان ریزعناصر ضروری برای رشد و نمو گیاهان، عنصر روی نقش مهمی در بسیاری از فرآیندهای متابولیکی گیاهان از جمله بیان ژن و تحمل به تنش دارد. به‌منظور بررسی اثر تنش خشکی و نانوکسید روی بر الگوی بیان نسبی برخی ژن‌های دخیل در تنش‌های غیرزنده (شامل *WRKY1*, *HMA2* و *ZIP1*) ارقام گندم، آزمایشی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار در گلخانه اجرا شد. در این آزمایش، فاکتور اول تنش خشکی در سه سطح (۳۵، ۶۰ و ۸۵ درصد ظرفیت‌زراعی)، فاکتور دوم شامل سه رقم گندم (حیدری، میهن و سایسونز) و فاکتور سوم شامل نانوکسید روی در سه سطح (۰، ۰/۵ و ۱ گرم بر لیتر) بود. براساس نتایج بدست آمده، با افزایش شدت تنش خشکی، بیان نسبی ژن‌های *WRKY1* و *ZIP1* در رقم متحمل به خشکی (میهن) و نیز با افزایش غلظت نانوذره روی زمان تنش، بیان ژن *ZIP1* در رقم حساس به خشکی (سایسونز) افزایش پیدا کرد. بیشترین میزان بیان نسبی ژن *HMA2* در رقم حیدری تحت تنش خشکی ملایم ملاحظه شد. بطور کلی، بیان هر سه ژن مورد مطالعه در رقم متحمل (میهن) تحت تنش خشکی افزایش یافت. افزایش سطح بیان ژن‌های *HMA2* و *ZIP1* می‌تواند مرتبط با انتقال روی به بافت‌های مصرف‌کننده و همچنین افزایش مصرف روی در سوخت و ساز جاری گیاه باشد که در نتیجه در افزایش تحمل گیاه گندم به تنش خشکی مؤثر است.

واژگان کلیدی: بیان ژن، تنش خشکی، عوامل رونویسی، گندم، نانوذره روی

* نویسنده مسئول، آدرس پست الکترونیکی: jahanbakhsh@uma.ac.ir

آنژیم‌های آنتی‌اکسیدان، موجب افزایش این آنژیم‌ها شده و نقش مهمی در تعدیل رادیکال‌های آزاد و آثار تخریبی آن‌ها در سیستم‌های غشایی دارند، که تحمل گیاهان را به تنفس خشکی افزایش می‌دهند (Narimani *et al.*, 2018). کاربرد عناصر ریزمندی همچون روی منجر به ایجاد مقاومت گیاه به تنفس خشکی می‌گردد (Karim and Rahman, 2015). تووانایی ارقام مختلف گیاهان برای رشد و تولید عملکرد بالا در خاک‌هایی که دچار کمبود روی می‌باشند، متفاوت Zinc است. علت فیزیولوژیکی این تحمل که کارایی روی (efficiency) نامیده می‌شود، به طور کامل مشخص نشده است (Khoshgoftarmanesh *et al.*, 2010). در شرایط کم‌آبی گیاهان پس از بروز تنفس در سطح مولکولی، سیستم علامت‌دهنده موجب القای ژن‌های مشخصی از جمله عوامل رونویسی در مقابل اثرات زیان‌آور تنفس‌های محیطی می‌شود که محصولات برخی از این ژن‌ها در محافظت از گیاه شرکت کرده و موجب حفظ ساختار سلولی می‌شوند (Bartels and Sunkars, 2005). فاکتورهای رونویسی، پروتئین‌های متصل شونده به توالی‌های خاصی از DNA هستند که قادر به فعال یا سرکوب کردن رونویسی ژن‌ها می‌باشند، بنابراین در تمامی موجودات زنده وجود دارند (Nimwegen, 2006; Arab *et al.*, 2020). بسته به نوع عامل رونویسی، بعد از اتصال عامل رونویسی به نواحی مرتبط در ژن‌های تحت کنترل، بیان آنها کم یا زیاد می‌شود و مکانیسم‌های متفاوتی برای تنظیم بیان ژن دارند. بسیاری از خانواده‌های عوامل رونویسی در پاسخ به تنفس‌های محیطی نقش دارند، بنابراین می‌توانند موجب غلبه گیاهان بر تنفس‌های موجود از جمله خشکی گردد (Rahaie *et al.*, 2012). در گیاهان یک عامل رونویسی مشخص شده است، که می‌تواند بسیاری از ژن‌ها را از طریق اتصال اختصاصی به عنصر cis-acting در ناحیه پروموتور ژن‌های هدف، کنترل کند (Yamaguchi-Shinozaki and Shinozaki, 2005). خانواده bZIP یکی از مهم‌ترین عوامل رونویسی است که در بیشتر تنفس‌ها دخیل هستند و در رونویسی تعداد زیادی از ژن‌های پاسخ‌دهنده به تنفس‌ها

مقدمه

گندم (*Triticum aestivum* L.) یکی از مهم‌ترین گیاهان زراعی با اهمیت غذایی و اقتصادی در جهان و ایران است. این گیاه به عنوان مهم‌ترین منبع تأمین کربوهیدرات انسان، غذای حدود نیمی از مردم دنیا را تشکیل می‌دهد و در اغلب کشورهای جهان کشت می‌شود (Pask *et al.*, 2014; Vishwakarma *et al.*, 2014). خشکی یکی از مهم‌ترین عوامل محدودکننده رشد و تولید محصول گیاهان زراعی در اکثر نقاط جهان و ایران است و به عنوان یک تنفس چندبعدی گیاهان را در سطوح مختلف تحت تأثیر قرار می‌دهد (Rebey *et al.*, 2012). حدود ۲۶ درصد از اراضی تحت کشت در سراسر جهان با تنفس خشکی روبرو هستند. این در حالی است که کشور ایران با متوسط بارندگی حدود ۲۵۰ میلی‌متر دارای ۱/۲ درصد خشکی‌های جهان می‌باشد. تنفس خشکی یکی از علل اصلی خسارت به گیاهان زراعی در سرتاسر جهان از طریق کاهش میانگین عملکرد تا میزان ۵۰ درصد می‌باشد. تنفس خشکی مانع از تظاهر کامل پتانسیل ژنتیکی گیاهان زراعی و باعث تولید گونه‌های فعل اکسیژن می‌شود (Poormohammad Kiani *et al.*, 2009). یکی دیگر از اثرات تنفس خشکی برهم زدن تعادل تغذیه‌ای در گیاه است به طوری که فراهم کردن مواد غذایی از طریق ریشه محدود می‌شود (Cakmak, 2008). لذا برای رفع این مشکل می‌توان با تکمیل مصرف عناصر غذایی از طریق محلول‌پاشی، وضعیت رشد گیاه را در شرایط تنفس بهبود بخشد (Paygvar *et al.*, 2009). یکی از مهم‌ترین کاربردهای فناوری نانو در جنبه‌های مختلف از جمله در بخش آب و خاک کشاورزی، استفاده از نانو کودها برای تغذیه گیاهان است (Davoodi *et al.*, 2013). روی نیز یکی از عناصر ضروری برای گیاهان است که به عنوان یک کوفاکتور عملکردی، ساختاری و تنظیمی در ارتباط با متابولیسم ساکاریدها، فتوستتر و ساخت پروتئین در گیاهان نقش دارد. روی در تنظیم بیان ژن در تحمل به تنفس‌های Karami *et al.*, 2016; Abbasi *et al.*, 2016). عنصر روی نیز می‌داند می‌داند نقش مهمی دارد (Karami *et al.*, 2016; Abbasi *et al.*, 2016). عنصر روی به عنوان کوفاکتور

(*et al.*, 2010). لذا این پژوهش به منظور بررسی الگوی بیان ژن‌های *WRKY1*, *HMA2* و *ZIP1* در شرایط تنش خشکی و محلول‌پاشی نانواکسید روی در ارقام گندم انجام گرفت.

مواد و روش‌ها

این پژوهش در سال ۱۳۹۸ در گلخانه تحقیقاتی گروه زراعت و اصلاح نباتات دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه محقق اردبیلی انجام شد. مشخصات خاک آزمایش شامل $\text{pH} = 6.48$, $\text{EC} = 2.4$ دسی‌زیمنس بر متر, N , P , K و Zn به ترتیب $1/68$, $1/8$, $19/8$, 212 و $0/28$ میلی‌گرم بر کیلوگرم و بافت خاک لومی-شنی بود. برای اعمال سطوح مختلف تنش پس از تعیین وزن خشک خاک در سه گلدان آزمایشی به آرامی و تا حد اشباع به آن آب اضافه شد و پس از خارج شدن کامل آب ثقلی، گلدان توزین شد. در نهایت، پس از کسر وزن گلدان و خاک خشک مقدار آب نگهداری شده در FC (ظرفیت‌زراعی) تعیین شد (Hosseinzadeh *et al.*, 2016) (این آزمایش گلدانی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار اجرا شد. فاکتور اول تنش خشکی در سه سطح $35/5$, 60 و 85 درصد ظرفیت‌زراعی)، فاکتور دوم ارقام گندم شامل سه رقم حیدری (متحمل) و میهن (نیمه‌متحمل) و سای‌سوونز (حساس) و فاکتور سوم محلول‌پاشی نانواکسید روی در سه سطح (صفر، $0/5$ و 1 گرم بر لیتر) بود. بدین مورد نظر از مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر کرج تهیه گردید. محلول‌پاشی با نانواکسید روی در مرحله سه برگی اعمال شده و سه روز بعد از محلول‌پاشی، تنش خشکی به مدت ده روز بر اساس ظرفیت‌زراعی به گلدان‌ها اعمال گردید سپس نمونه‌برداری از نمونه‌های شاهد و تیماری جهت بررسی بیان ژن‌های *WRKY1*, *HMA2* و *ZIP1* انجام گرفت. پس از جمع‌آوری نمونه‌ها، بلافارسله در نیتروژن مایع قرار گرفتند و تا مرحله استخراج RNA کل، در دمای -80°C - نگهداری شدند.

طراحی آغازگرها: برای طراحی آغازگرها از دو برنامه آنلاین Primer3 و DNA Integrate Technology شد و تحت نرم‌افزار راهبردی Geneious IR9 قرار گرفت.

دخالت دارند (Hwang *et al.*, 2014). با توجه به نقش کلیدی پروتئین‌های *ZIP* در جذب آهن و روی در گیاهان، پیشرفت‌های چشم‌گیری در همسانه‌سازی و توصیف عمکردن آن‌ها در گیاهان زراعی مانند گندم به دست آمده است (Durmaz *et al.*, 2011). یکی دیگر از خانواده‌های عوامل رونویسی، خانواده *WRKY* است که بارزترین نقش را در پاسخ به تنش‌ها دارند. این خانواده جزء 10 خانواده بزرگ ژنی در گیاهان عالی می‌باشد که مانند دیگر خانواده‌های ژنی گیاهی، طی تکامل گیاهان گسترش یافته‌اند و در مقاومت به تنش‌های غیرزیستی و همچنین Rushton *et al.*, (2010) مراحل نموی نقش گسترده‌ای دارند (Rushton *et al.*, 2010). نقش تنظیمی بعضی از عوامل رونویسی *WRKY* و *MYB93* در تحمل گیاهان به تنش خشکی مشخص گردیده است (Niu *et al.*, 2012; Arab *et al.*, 2020). محققان تجزیه بیان ژن‌های عوامل رونویسی (*WRKY* و *bZIP*) را در دو ژنوتیپ گندم مقاوم و حساس به تنش شوری مورد بررسی قرار دادند و مشاهده نمودند که تغییر میزان بیان ژن‌ها در رقم مقاوم بیشتر از رقم حساس است (Rahaie *et al.*, 2012). در عین حال، گزارش‌هایی از اهمیت ژن *HMA* در القاء تحمل نسبت به تنش اکسیداتیو ناشی از شرایط Navabpour *et al.*, (2012) (Takahashi *et al.*, 2012). تاکاهاشی و همکاران (2003) گزارش کردند که غلظت روی با خاموشی ژن *OsHMA2* در برگ‌های برج کاهش، ولی در ریشه افزایش می‌یابد. با توجه به اهمیت عوامل رونویسی، بررسی بیان آن‌ها در شرایط تنش خشکی و فعل شدن سیستم آنتی‌اکسیدانی توسط نانواکسید روی می‌تواند با ارزش باشد، تا اطلاعات حاصل از آن در راستای اصلاح و انتخاب گیاهان مقاوم به تنش خشکی مورد استفاده قرار گیرد. زیرا مطالعات مختلف *bHLH*, *bZIP* (مانند رونویسی (Rushton *et al.*, 2014) و عناصر دخیل در انتقال پیام مانند پروتئین *WRKY* کینازهای وابسته به کلسیم کینازها) در کنترل تنظیم میزان بیان بسیاری از پروتئین‌های عملکردی نقش دارند و از مهم‌ترین تنظیم کننده‌های کنترل ژن‌ها می‌باشند (Rushton *et al.*, 2014).

واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراز بر روی همه cDNAهای ساخته شده انجام شد. عملیات بهینه تکثیر در دستگاه StepOne Real-time PCR مدل شرکت اپلaid با یوسیستم انجام گرفت. برنامه واکنش شامل: مرحله واسرشت اولیه ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۲۰ ثانیه، مرحله واسرشت ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه، مرحله اتصال ۵۸ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه، مرحله بسط ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۰ ثانیه بود. الگویابی منحنی ذوب از ۶۰ درجه سانتی‌گراد تا ۹۵ درجه در پایان واکنش برای هر PCR جهت تشخیص اختصاصی بودن واکنش انجام گرفت.

تجزیه و تحلیل داده‌ها: به منظور بررسی نرمال بودن داده‌ها و اشتباهات آزمایشی از نرم‌افزار MINITAB (نسخه ۱۹) و برای تجزیه واریانس از نرم‌افزار SAS (نسخه ۹/۴) و برای انجام مقایسات میانگین از روش LSD در سطح احتمال ۰.۵٪ استفاده شد. داده‌های مربوط به دستگاه Real-time PC و Ruijter *et al.*, 2009 LinReg (آلمانی) محاسبه گردید. پس از محاسبه چرخه آستانه (Cycle of threshold, Ct)، مقدار بیان نسبی ژن‌های مورد مطالعه در گیاهان تیمار شده نسبت به شاهد با استفاده از روش $2^{-\Delta\Delta Ct}$ محاسبه شد (Schmittgen and Livak, 2008).

تمامی نکات مربوط به طراحی آغازگر از قبیل درصد GC بالای ۵۰ درصد و حضور G و یا C در انتهای ۳' آغازگرها، دمای اتصال ۶۰ درجه و طراحی آغازگر از ناحیه ۳' ژن مورد توجه قرار گرفت. بر این اساس دو جفت آغازگر برای ژن‌های مورد نظر طراحی و از ژن مرجع 18s rRNA به منظور نرمال‌سازی داده استفاده شد.

استخراج RNA و ساخت cDNA: از بافت برگ با سه تکرار زیستی نمونه‌برداری انجام شد. نمونه‌ها به ازت مایع منتقل و در ادامه استخراج RNA با استفاده از کیت استخراج RNA و دستور شرکت (Vivantis, تایوان) انجام شد. استخراج شده با آنزیم DNaseI (فرمتاز، USA) تیمار شد و بعد از اتمام تیمار با DNase جهت تعیین کمیت نمونه‌های RNA به روش اسپکتروفوتومتری از دستگاه نانودرایپ (مدل ۲۰۰۰c، شرکت ترموسایتیفیک) استفاده شد. به منظور تأیید کیفیت RNA استخراج شده از آگارز ۱/۵ درصد استفاده گردید. سپس ۵۰۰ نانوگرم از RNA کل برگ‌ها برای سنتز رشته cDNA به کار برده شد. برای ساخت cDNA از کیت RevertAidTM First Strand Synthesis K1622 cDNA شرکت فرمتو و بر اساس دستور العمل شرکت سازنده استفاده شد. بعد از ساخت cDNA، به منظور نگهداری، نمونه‌ها به فریزر -۲۰°C منتقل و برای اطمینان از ساخت cDNAها با استفاده از ژن مرجع

جدول ۱- مشخصات آغازگرهای مربوط به ژن‌های ZIP1, HMA2, WRKY1 و ژن مرجع 18s rRNA

Table 1. Characteristics of Primers Related to the WRKY1, HMA2, ZIP1 Genes

شماره No.	نام ژن Gene name	نام آغازگر Primer name	توالی آغازگر (۵'-۳') Primer sequence (5'-3')	طول ناحیه تکثیر (جفت‌باز) Annealing temperature (°C)	دمای اتصال (سانتی‌گراد) Amplon size (bp)
1	WRKY1 (EU665424.1)	WRKY1 F WRKY1 R	GCCCCGTCATCCTCCATCAAT CCTGCCCATCATCTTGTGGT	129	60
2	HMA2 (HM021132.1)	HMA2 F HMA2 R	GCATCCGCTTATTGGGCAG CCACTGCCCCTTCTCCCTCAG	96	60
3	ZIP1 (AY864925.1)	ZIP1 F ZIP1 R	AGAGCTGGGAATCTTGGTGC AATGCAACCACCCAAGCCTA	139	60
4	18s rRNA (AH001810.2)	18srRNA F 18srRNA R	GGAGTATGGTCGCAAGGCTGAAAC CTCAATCTGTCAATCCTCACTATGTCTGG	133	61

نتایج و بحث

و روی کافی تا حدود بسیار کمی در پانیکول بیان می شود و با حذف روی از محیط کشت، میزان بیان این ژن شدیداً افزایش می یابد (Chen *et al.*, 2008). نانوذره روی نسبت به تیمار شاهد (بدون محلول پاشی) Fold change (۲۹/۷۷۱) میزان بیان ژن ZIP1 را تحت تنش ملایم (در رقم میهن) و شدید (در رقم سای سونز) افزایش داد، که بیشترین میزان Fold change (۳۴/۳۳۰) این افزایش بیان در غلظت ۵٪ گرم بر لیتر اتفاق افتاد. در این راستا دورماز و همکاران (Durmaz *et al.*, 2011) با بررسی الگوی بیان پروتئین ZIP1 در اندام هوایی ارقام مختلف گندم در غلظت‌های مختلف روی مشاهده کردند که با کاهش غلظت روی، سطح رونویسی ZIP1 در تمام ژنتیپ‌ها افزایش یافت. که با نتایج تحقیق حاضر در رابطه با افزایش بیان این ژن در غلظت پایین نانوذره روی مطابقت داشت و همچنین بیان ژن ZIP احتمالاً بیانگر دخالت فعال‌سازی ژن‌های ZIP1 کدکننده پروتئین‌های ترانسپورتر روی در گندم می‌باشد. مقایسه میانگین داده‌ها نشان داد تنش خشکی باعث افزایش بیان نسبی ژن WRKY1 شد، به طوری که این افزایش بیان در رقم WRKY1 میهن بیشتر از سایر ارقام بود. بیشترین میزان بیان ژن WRKY1 در تیمار تنش خشکی ۳۵ درصد Fold change (۳۸/۸۵۲) در نسبت از سایر ارقام بود. میزان بیان WRKY1 به دست آمد و کمترین میزان بیان ظرفیت زراعی در رقم میهن بدست آمد و درصد Fold change (۲۸/۷۱۲) مربوط به رقم حیدری در این ژن (۳۲/۶۸۸) شد (شکل ۲). برهم‌کنش تنش ملایم با محلول پاشی ۵٪ گرم در لیتر نانوذره روی بود. نانوذره روی در غلظت یک گرم در لیتر باعث افزایش بیان ژن WRKY1 مطالعات متعدد نشان داده است که طی فرآیند پاسخ به تنش‌های غیرزیستی (مثل خشکی و شوری) در گیاهان، عوامل رونویسی WRKY به شدت و با سرعت زیاد بیان می‌شوند که این امر به دلیل عملکرد تنظیمی آنها در این مسیر پیام‌رسانی است، که مقاومت به تنش را سبب می‌شود (Chen *et al.*, 2012). این مطالعات با نتایج بدست آمده ما در این پژوهش در رابطه با افزایش بیان نسبی ژن WRKY1 در ارقام مورد مطالعه تحت تنش خشکی مطابقت داشت. در صورتی که ژن‌هایی که در هر دو ژنتیپ متحمل و حساس افزایش بیان نشان می‌دهند را می‌توان تنها پاسخ به تنش در نظر گرفت (Guo *et al.*, 2009).

نتایج حاصل از تجزیه واریانس (جدول ۲) نشان داد اثرات متقابل رقم \times تنش خشکی \times نانوذره روی برآین نسبی ژن‌های *WRKY1*, *ZIP1* و *HMA2* در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار است. نتایج حاصل از بررسی بیان نسبی ژن *ZIP1* در برگ سه رقم میهن، حیدری و سای سونز تحت تنش خشکی و کاربرد نانوذره روی نشان داد که ژن *ZIP1* در ارقام مورد بررسی در شرایط کترل، بیان قابل توجهی داشتند. با افزایش سطوح تنش خشکی بیان ژن *ZIP1* در رقم میهن افزایش پیدا کرد ولی میزان بیان این ژن در رقم سای سونز کاهش یافت. بیشترین مقدار بیان این ژن در رقم \times تنش خشکی ملايم Fold change (37.251 ± 0.3)، مشاهده گردید و کمترین میزان بیان این ژن (0.403 ± 0.27) مربوط به همین رقم، تحت اثرات متقابل تنش خشکی *bZIP* شدید و نانوذره روی بود (شکل ۱). عامل رونویسی بیشترین تعداد ژن‌های کلیدی مربوط در پاسخ به تنش خشکی گیاه جو را در بین ژن‌های مؤثر دارد که نشان دهنده اهمیت این عامل رونویسی در مکانیسم تحمل به تنش خشکی است (Javadi *et al.*, 2016). احتمالاً در رقم میهن افزایش بیان ژن *ZIP1* تحت تنش شدید (35 ± 0.6 درصد ظرفیت زراعی) و ملايم (85 ± 0.6 درصد ظرفیت زراعی) نشان دهنده تأثیر مهم این عامل رونویسی در مکانیسم تحمل به تنش خشکی گندم می‌باشد. هرچند بیان بالای این ژن در برگ نشانگر نقش اساسی این فاکتور رونویسی در فعال‌سازی *ZIP*‌های دخیل در انتقال روی در داخل گیاه است Mahmoudi Malhamlu and Abdollahi Mandoulakani, (2019). تعداد و نوع پروتئین‌های ناقل روی در گیاه، بسته به نوع رقم و وضعیت تغذیه روی متفاوت است (Pedas *et al.*, 2009). دورماز و همکاران (Durmaz *et al.*, 2011) مشاهده کردند که سطح بیان *ZIP1* در ارقام گندم متحمل به کمبود روی بیشتر از ارقام حساس به کمبود روی است. نتایج مطالعه حاضر نیز نشان داد که ژن *ZIP1* در برگ هر سه رقم گندم بیان شد، اما سطح بیان این ژن در رقم حیدری بیشتر از دو رقم دیگر بود. در برنج گزارش شده است که بیان ژن *ZIP1* تحت شرایط کمبود روی

جدول ۲- نتایج تجزیه واریانس تأثیر تنش خشکی و نانوذره روی برخی ژن‌ها در ارقام گندم

Table 2. Results of analysis of variance the effect of drought stress and zinc nanoparticles on the pattern of expression of some genes in wheat cultivars

منابع تغییر S.O.V	درجه آزادی D.F	میانگین مربعات Mean Squares		
		ZIP1	WRKY1	HMA2
رقم	2	43.396**	108.340**	2.358**
Cultivar				
تنش خشکی	2	35.093**	3.573**	9.182**
Drought stress				
نانوذره روی	2	18.122**	111.343**	6.764**
ZnO				
رقم × تنش خشکی	4	37.101**	9.681**	22.934**
Cultivar × drought stress				
رقم × نانوذره روی	4	12.275**	9.307**	4.436**
Cultivar × ZnO				
تنش خشکی × نانوذره روی	4	13.827**	4.780**	2.661**
Drought stress × ZnO				
اثرات متقابل سه جانبی	6	19.020**	6.451**	3.372**
Interactions tripartite				
خطا	47	0.433	0.241	0.319
Error				
ضریب تغییرات (%) Coefficient of variation	-	2.07	1.48	1.87

ns، * و **: به ترتیب عدم معنی داری و معنی داری در سطح احتمال پنج و یک درصد

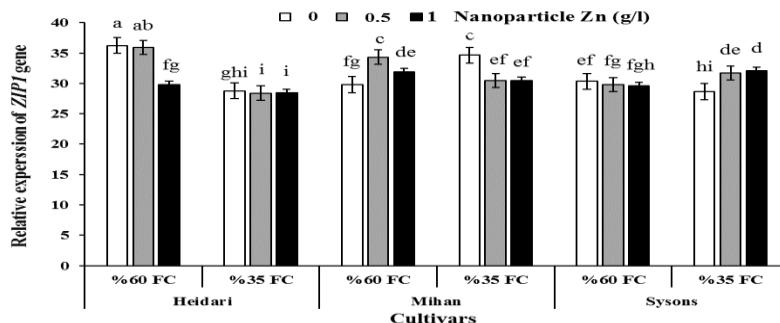
ns, * and **: Nonsignificant and significant at 0.05 and 0.01 of probability level, respectively.

نسبی این ژن شد که نشان از واکنش متفاوت ارقام گندم نسبت به نانوذره روی دارد (شکل ۳). سینکلایر و همکاران (Sinclair *et al.*, 2018) بیان کردند که افزایش بیان HMA2 در رقم میهن (متحمل) و سای سونز (حساس) تحت تنش خشکی احتمالاً نشان دهنده پاسخ به تنش می باشد. پژوهشگران بیان داشتند که مصرف روی باعث افزایش تحمل گندم به شرایط تنش خشکی می گردد (Abbas *et al.*, 2016). بنابراین احتمالاً کاربرد نانوذره روی می تواند باعث افزایش بیان نسبی ژن WRKY1 در جهت افزایش تحمل ارقام موردنظر مطالعه به تنش خشکی باشد.

نتایج مقایسات میانگین نشان داد که بیان نسبی ژن HMA2 تحت تأثیر تیمارهای آزمایش قرار گرفته است. بیان ژن HMA2 در رقم حیدری تحت تنش شدید خشکی در مقایسه با شرایط شاهد، کاهش معنی داری نشان داد ولی ارقام میهن و سای سونز چندان تحت تأثیر قرار نگرفتند. بیشترین میزان بیان نسبی ژن HMA2 مربوط به رقم حیدری (Fold change ۴۸۷/۳۳) تحت تنش خشکی ملایم بود. نانوذره روی در رقم سای سونز باعث افزایش بیان ژن HMA2 نسبت به شاهد و در رقم میهن باعث کاهش بیان

بنابراین در تحقیق حاضر افزایش بیان نسبی ژن WRKY1 در رقم میهن (متحمل) و سای سونز (حساس) تحت تنش خشکی احتمالاً نشان دهنده پاسخ به تنش می باشد. پژوهشگران بیان داشتند که مصرف روی باعث افزایش تحمل گندم به شرایط تنش خشکی می گردد (Abbas *et al.*, 2016). بنابراین احتمالاً کاربرد نانوذره روی می تواند باعث افزایش بیان نسبی ژن WRKY1 در جهت افزایش تحمل ارقام موردنظر مطالعه به تنش خشکی باشد.

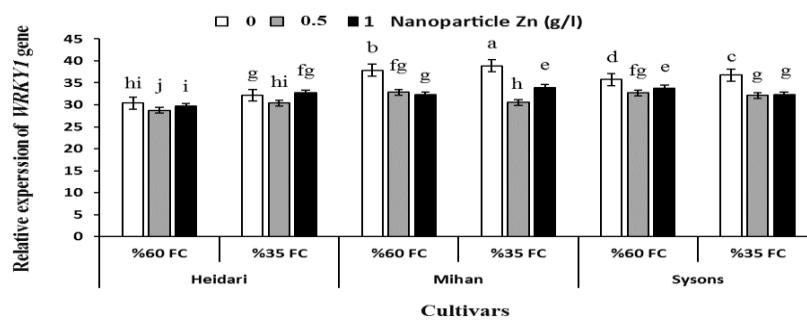
نتایج مقایسات میانگین نشان داد که بیان نسبی ژن HMA2 تحت تأثیر تیمارهای آزمایش قرار گرفته است. بیان ژن HMA2 در رقم حیدری تحت تنش شدید خشکی در مقایسه با شرایط شاهد، کاهش معنی داری نشان داد ولی ارقام میهن و سای سونز چندان تحت تأثیر قرار نگرفتند. بیشترین میزان بیان نسبی ژن HMA2 مربوط به رقم حیدری (Fold change ۴۸۷/۳۳) تحت تنش خشکی ملایم بود. نانوذره روی در رقم سای سونز باعث افزایش بیان ژن HMA2 نسبت به شاهد و در رقم میهن باعث کاهش بیان



شکل ۱- مقایسه میانگین اثر متقابل تنش خشکی و نانوذره روی بر بیان نسبی ژن *ZIP1* در ارقام گندم.

Figure 1. Mean comparison the interaction of drought stress and zinc nanoparticle on the relative expression of *ZIP1* gene in wheat cultivars

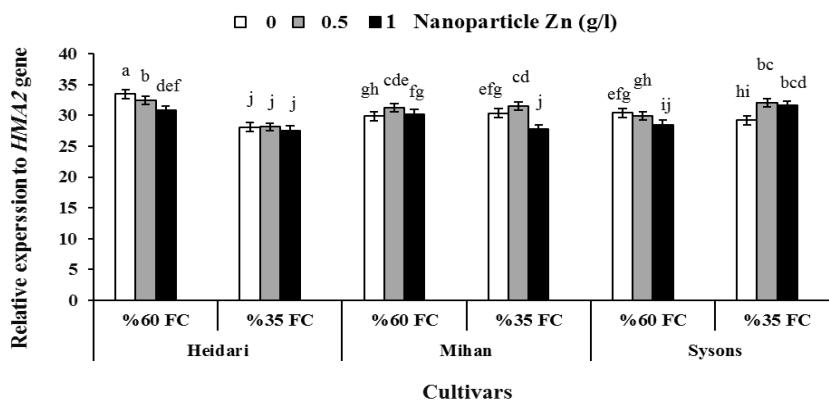
واحد بیان ژن Fold change است. ستون‌هایی که حداقل دارای یک حرف مشترک هستند، اختلاف معنی‌داری بر اساس آزمون LSD در سطح احتمال ۰/۰۵ ندارند.
Unit of gene expression is fold change. Columns with at least one common letter have not significant difference based on the LSD test at a probability level of 0.05



شکل ۲- مقایسه میانگین اثر متقابل تنش خشکی و نانوذره روی بر بیان نسبی ژن *WRKY1* در ارقام گندم

Figure 2. Mean comparison the interaction of drought stress and zinc nanoparticle on the relative expression of *WRKY1* gene in wheat cultivars

واحد بیان ژن Fold change است. ستون‌هایی که حداقل دارای یک حرف مشترک هستند، اختلاف معنی‌داری بر اساس آزمون LSD در سطح احتمال ۰/۰۵ ندارند.
Unit of gene expression is fold change. Columns with at least one common letter have not significant difference based on the LSD test at a probability level of 0.05



شکل ۳- مقایسه میانگین اثر متقابل تنش خشکی و نانوذره روی بر بیان نسبی ژن *HMA2* در ارقام گندم

Figure 3. Mean comparison the interaction of drought stress and zinc nanoparticle on the relative expression of *HMA2* gene in wheat cultivars

واحد بیان ژن Fold change است. ستون‌هایی که حداقل دارای یک حرف مشترک هستند، اختلاف معنی‌داری بر اساس آزمون LSD در سطح احتمال ۰/۰۵ ندارند.
Unit of gene expression is fold change. Columns with at least one common letter have not significant difference based on the LSD test at a probability level of 0.05

تحمل گیاه به خشکی دخالت داردند. همچنین کاربرد نانوذره روی در غلظت‌های ۰/۵ و ۱ گرم در لیتر باعث افزایش میزان بیان ژن *ZIP1* و ژن *HMA2* در رقم سای سونز (به عنوان ژن‌های کد کننده پروتئین‌های ترانسپورتر روی در گندم) نشان دهنده اثر تنظیم کننده‌گی روی در سلول‌ها بوده که با کاهش اثرات رادیکال‌های آزاد تولید شده، موجب افزایش تحمل گیاه به تنفس خشکی می‌شوند.

به طور کلی می‌توان نتیجه گرفت که افزایش بیان نسبی عوامل رونویسی *WRKY1* و *HMA2* تحت تنش در رقم میهن، منجر به رونویسی از ژن‌های رمزکننده پروتئین‌های عملکردی شده و نهایتاً با تولید این ترکیبات گیاه شرایط کم‌آبی را تحمل می‌کند. به عبارتی تغییر بیان ژن‌های مورد مطالعه تحت شرایط خشکی نشان دهنده این می‌باشد که این ژن‌ها، احتمالاً در مسیرهای حفاظتی و

References

- Abbasi, A., Shekari, F., Mousavi, S.B. and Sabaghnia, N.** (2016). Assessment of the effect of zinc sulfate biofortification on the quantity and quality characteristics of spring wheat cultivars. *Advances in Bioresearch*, **7(1)**: 18-25 (In Persian).
- Arab, K., Ravash, R. and Shiran, B.** (2020). Evaluation of *MYB93* and *MAD8* genes in transgenic and non-transgenic rice. *Plant Genetic Researches*, **6(2)**: 33-42 (In Persian).
- Bartels, D. and Sunkar, R.** (2005). Drought and salt tolerance in plants. *Critical Reviews in Plant Sciences*, **24**: 23-58.
- Cakmak, I.** (2008). Enrichment of cereal grains with zinc: agronomic or genetic bio fortification? *Plant and Soil*, **302**: 1-17.
- Chen, W.R., Feng, Y. and Chao, Y.E.** (2008). Genomic analysis and expression pattern of OsZIP1, OsZIP3, and OsZIP4 in two rice (*Oryza sativa* L.) genotypes with different zinc efficiency. *Russian Journal of Plant Physiology*, **55(3)**: 400-409.
- Chen, L., Song, Y., Li, S., Zhang, L., Zou, C. and Yu, D.** (2012). The role of WRKY transcription factors in plant abiotic stresses. *Biochimica Biophysica Acta (BBA)-Gene Regulatory Mechanisms*, **18**: 120-128.
- Davoodi, M.A., Towfighi, J. and Rashidi, A.** (2013). Facile synthesis of carbon nanotube/nanofiber paper on a water-soluble support in one-step by chemical vapor deposition. *Chemical Engineering Journal*, **221**: 159-165 (In Persian).
- Durmaz, E., Coruh, C., Dinler, G., Grusak, M.A., Peleg, Z., Saranga, Y. and Budak, H.** (2011). Expression and cellular localization of ZIP1 transporter under zinc deficiency in wild emmer wheat. *Plant Molecular Biology Reporter*, **29**: 582-596.
- Guo, P., Baum, M., Grando, S., Ceccarelli, S., Bai, G., Li, R., Von Korff, M., Varshney, R.K., Graner, A. and Valkoun, J.** (2009). Differentially expressed genes between drought-tolerant and drought-sensitive barley genotypes in response to drought stress during the reproductive stage. *Journal of Experimental Botany*, **60**: 3531-3544.
- Hosseinzadeh, S.R., Amiri, H. and Ismaili, A.** (2016). Effect of vermicompost fertilizer on photosynthetic characteristics of chickpea (*Cicer arietinum* L.) under drought stress. *Photosynthetica*, **54**: 87-92 (In Persian).
- Hwang, I., Jung, H.J., Park, J.I., Yang, T.J. and Nou, I.S.** (2014). Transcriptome analysis of newly classified bZIP transcription factors of *Brassica rapa* in cold stress response. *Genomics*, **104**: 194-202.
- Hussain, D., Haydon, M.J., Wang, Y., Wong, E., Sherson, S.M., Young, J., Camakaris, J., Harper, J.F. and Cobbett, C.S.** (2004). P-type ATPase heavy metal transporters with roles in essential zinc homeostasis in *Arabidopsis*. *Plant Cell*, **16(5)**: 1327-1339.
- Javadi, S.M., Shabr, Z.S., Pour Abed, A. and Ghadiri, S.** (2016). Reconstruction and analysis of drought tolerance gene networks in *Hordeum vulgare* leaf. *The First International Conference and the 9th National Biotechnology Conference of the Islamic Republic of Iran*. May 3rd to 5th, Tehran, Iran.
- Khoshgoftarmash, A.H., Schulin, R., Chaney, R.L., Daneshbakhsh, B. and Afyuni, M.** (2010). Micronutrient-efficient genotypes for crop yield and nutritional quality in sustainable agriculture. A review. *Agronomy for Sustainable Development*, **30**: 83-107 (In Persian).
- Karim, M.R. and Rahman, M.A.** (2015). Drought risk management for increased cereal production in Asian Least Developed Countries. *Weather and Climate Extremes*, **7**: 24-35 (In Persian).

- Karami, S., Modarres-Sanavy, M., Ghanehpour, S. and Keshavarz, H.** (2016). Effect of foliar zinc application on yield and, physiological traits and seed vigor of two soybean cultivars under water deficit. *Nebulae Sciatica Biological*, **8**: 181-191 (In Persian).
- Mahmoudi Malhamlu, F. and Abdollahi Mandoulakani, B.** (2019). Enhanced expression of superoxide dismutase, phenylalanine ammonialyase and bZIP33 transcription factor encoding genes under Zn deficiency conditions in bread wheat (*Triticum aestivum L.*). *Cereal Research*, **9**(1): 17-26.
- Niu, C.F., Wei, W.E.I., Zhou, Q.Y., Tian, A.G., Hao, Y.J., Zhang, W.K. and Chen, S.Y.** (2012). Wheat WRKY genes TaWRKY2 and TaWRKY19 regulate abiotic stresses tolerance in transgenic *Arabidopsis* plants. *Plant Cell and Environment*, **35**: 1156-1170.
- Navabpour, S., Morris, K., Allen, R., Harrison, E., Mackerness, S. and Buchanan-Wollaston, V.** (2003) Expression of senescence -enhanced genes in response to oxidative stress. *Experimental Botany*, **54**: 2285-2292.
- Nimwegen, E.** (2006). *Scaling Laws in the Functional Content of Genomes*. Springer, Boston, USA.
- Narimani, H., Seyed Sharifi, R., Khalilzadeh, R. and Aminzadeh, G.** (2018). Effects of nano iron oxide on yield, chlorophyll fluorescence indices and some physiological traits of wheat (*Triticum aestivum L.*) under rain fed and supplementary irrigation conditions. *Iranian Journal of Plant Biology*, **10**(3): 21-40.
- Pask, A., Joshi, A.K., Manes, Y., Sharma, I., Chatrath, R., Singh, G.P., Sohu, V.S., Mavi, G.S., Sakuru, V.S.P., Kalappanavar, I.K., Mishra, V.K., Arun, B., Mujahid, M.Y., Hussain, M., Gautam, N.R., Barma, N.C.D., Hakim, A., Hoppitt, W., Trethowan, R. and Reynolds, M.P.** (2014). A wheat phenotyping network to incorporate physiological traits for climate change in South Asia. *Field Crops Research*, **168**: 156-167.
- Pedas, P., Schjoerring, J.K. and Husted, S.** (2009). Identification and characterization of zincstarvation-induced ZIP transporters from barley roots. *Plant Physiology and Biochemistry*, **47**(5): 377-383.
- Paygzar, Y., Ghanbari, A., Heidari, M. and Tavassoli, A.** (2009). Effect foliar of micronutrients on the quantitative and qualitative characteristics of millet under drought stress (*Pennisetum glaucum*) species notried. *Iranian Journal of Agriculture Science, Islamic Azad University of Tabriz*, **3**: 67-78 (In Persian).
- Poormohammad Kiani, S., Maury, P., Nouri, L., Ykhlef, N., Grieu, P. and Sarrafi, A.** (2009). QTL analysis of yield related traits in sunflower under different water treatments. *Plant Breeding*, **128**: 363-373 (In Persian).
- Rahaie, M., Gomarian, M., Alizadeh, H., Malboobi, M.A. and Naghavi, M.R.** (2012). The expression analysis of transcription factors under long term salt stress in tolerant and susceptible wheat genotypes using reverse northern blot technique. *Iranian Journal of Crop Sciences*, **13**: 580-595 (In Persian).
- Rebey, I.B., Jabri-Karoui, I., Hamrouni-Sellami, I., Bourgou, S., Limam, F. and Marzouk, B.** (2012). Effect of drought on the biochemical composition and antioxidant activities of cumin (*Cuminum cyminum L.*) seeds. *Industrial Crops and Products*, **36**: 238-245.
- Rushton, P.J., Somssich, I.E., Ringler, P. and Shen, Q.J.** (2010). WRKY transcription factors. *Trends in Plant Science*, **15**: 247-258.
- Ruijter, J.M., Ramakers, C., Hoogaars, W.M.H., Karlen, Y., Bakker, O., van den Hoff, M.J.B. and Moorman, A.F.M.** (2009). Amplification efficiency: Linking baseline and bias in the analysis of quantitative PCR data. *Nucleic Acids Research*, **37**(6): e45.
- Sinclair, S.A., Senger, T., Talke, I.N., Cobbett, C.S., Haydon, M.J. and Kraemer, U.** (2018). Systemic upregulation of MTP2-and HMA2-mediated Zn partitioning to the shoot supplements local Zn deficiency responses. *Plant Cell*, **30**: 2463-2479.
- Schmittgen, T.D. and Livak, K.J.** (2008). Analyzing real-time PCR data by the comparative CT method. *Nature Protocols*, **3**: 1101-1108.
- Takahashi, R., Bashir, K., Ishimaru, Y., Nishizawa, N.K. and Nakanishi, H.** (2012). The role of heavy-metal ATPases, HMAs, in zinc and cadmium transport in rice. *Plant Signaling and Behavior*, **7**(12): 1605-1607.
- Taylor, K.M., Morgan, H.E., Johnson, A. and Nicholson, R.I.** (2004). Structure-function analysis of HKE4, a member of the new LIV-1 subfamily of zinc transporters. *Biochemical Journal*, **377**(1): 131-139.
- Vishwakarma, M.K., Mishra, V.K., Gupta, P.K., Yadav, P.S., Kumar, H. and Joshi, A.K.** (2014). Introgression of the high grain protein gene Gpc-B1 in an elite wheat variety of indo-gangetic plains through marker assisted backcross breeding. *Current Plant Biology*, **1**: 60-67.
- Yamaguchi-Shinozaki, K. and Shinozaki, K.** (2005). Organization of cis-acting regulatory elements in osmotic-and cold-stress-responsive promoters. *Trends in Plant Science*, **10**: 88-94.

Study of Expression Pattern of Some Transcription Factors in Wheat under Drought Stress and Zinc Nanoparticles

Seyede Yalda Raeesi Sadati¹, Sodabeh Jahanbakhsh Godehkahriz^{2,*}, Ali Ebadi ³ and Mohammad Sedghi ³

- 1- Ph.D. Student, Department of Agronomy and Plant Breeding, Faculty of Agriculture and Natural Resources, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran
- 2- Associate Professor, Department of Agronomy and Plant Breeding, Faculty of Agriculture and Natural Resources, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran
- 3-Professor, Department of Agronomy and Plant Breeding, Faculty of Agriculture and Natural Resources, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran

(Received: June 24, 2020 – Accepted: January 18, 2021)

Abstract

Under drought stress condition, the signaling system induces expression of certain genes to counteract the deleterious effects of environmental stress. Among the essential micronutrients for plant growth and development, zinc has an important role in many plant metabolic processes including gene expression and stress tolerance. In order to investigate the effect of drought stress and ZnO on relative expression pattern of some genes involved in abiotic stresses (including *WRKY1*, *HMA2* and *ZIP1* genes) in wheat cultivars, a factorial experimental was conducted in pot condition based on a completely randomized design with three replications. In this experiment, the first factor was three levels of drought stress (35, 60 and 85% of field capacity), the second factor was three wheat cultivars (including Heidari, Meihan and Sysons), and the third factor was three levels of ZnO (0, 0.5 and 1 g/l⁻¹). According to the results, with increasing the level of drought stress, the relative expression of *WRKY1* and *ZIP1* genes in drought tolerant cultivar (Meihan), and also with increasing nanoparticle concentration over stress time, the expression of *ZIP1* gene in drought sensitive cultivar (Sysons) increased. The highest relative expression of *HMA2* gene was observed in Heidari cultivar under mild drought stress. Generally, the expression of all three genes studied in tolerant cultivar (Meihan) increased under drought stress. Increasing the expression level of *HMA2* and *ZIP1* genes could be related to the transfer of zinc to consuming tissues and also, to increase the consumption of zinc in current metabolism of plant, which is important in tolerance of wheat to drought stress.

Keywords: Gene expression, Drought stress, Transcription factors, Wheat, Zinc nanoparticle

* Corresponding Author, E-mail: jahanbakhsh@uma.ac.ir